

This Page Is Inserted by IFW Operations  
and is not a part of the Official Record

## **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

**IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.**

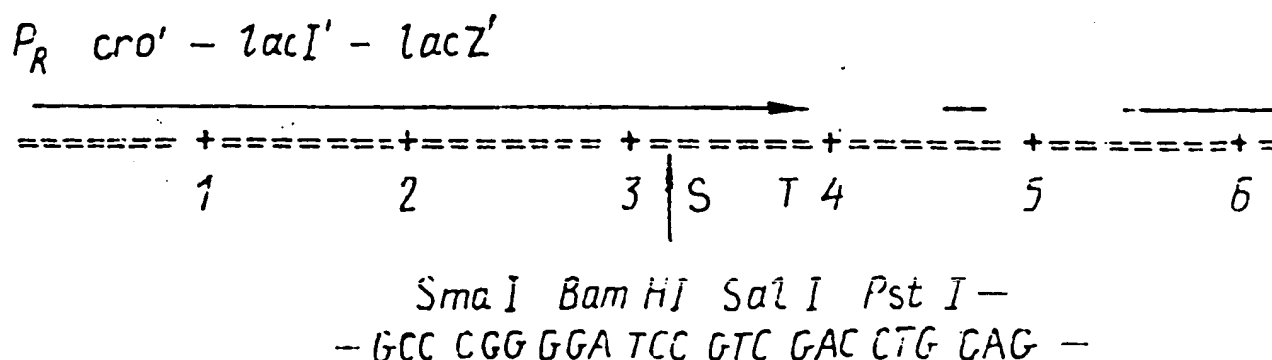
**As rescanning documents *will not* correct images,  
please do not report the images to the  
Image Problem Mailbox.**

[Seal of the  
Russian Federation]  
Russian Federation Committee  
for Patents and Trademarks

(19) RU (11) 2,071,501 (13) C1  
(51) 6 C 12 N 15/09

## (12) SPECIFICATION OF INVENTION for a Russian Federation Patent

- (21) 5027678/13 (22) February 18, 1992  
(46) January 10, 1997, Bulletin No. 1  
(72) V. Ye. Alatortsev and G. I. Alatortseva  
(71) (73) The Bioservis Biotechnology Company  
(56) K. K. Stanley and J. P. Luzio, *The EMBO Journal*, Vol. 3, pp. 1429–1434, 1984.  
(54) THE pEL25a [*sic*] VECTOR FOR EXPRESSION OF FOREIGN DNA  
(57) The invention relates to the field of biotechnology, particularly genetic engineering, and can be used in creating plasmids and corresponding strains that produce recombinant proteins, and also to purify protein products. The pEL5a vector contains an operon consisting of a gene that codes for a recombinant protein and the lysozyme gene; the synthesis of lysozyme, which ruptures the polysaccharide membrane of *E. coli*, significantly simplifying the purification of water-insoluble agglomerates of recombinant protein, proceeds concurrently with the synthesis of the recombinant protein. One illustration.



---

The invention relates to the fields of biotechnology and genetic engineering, and can be used to produce plasmids that synthesize recombinant proteins.

Large quantities of recombinant proteins can be synthesized in *Escherichia coli* cells, which carry systems for the expression of recombinant genes on the basis of a lambda-phage promoter (see, e.g., H. Bernard and D. R. Helinski, *Methods Enzymol.*, Vol. 68, pp. 482–492, 1979). In such systems transcription is regulated by the binding of the temperature-sensitive lambda-phage repressor, which is coded by the mutant gene *clts857*, to an operator segment. When the cells grow at a temperature of 30–32°C, the repressor binds to the operator and blocks expression. As the temperature increases to 42°C the repressor is inactivated, allowing the RNA polymerase to bind with the promoter and to commence transcription of the gene. As a result of intensive transcription and subsequent translation, significant quantities of protein can be synthesized.

The recombinant plasmid DNAs pEX2 and pEX3 are known which make it possible to express recombinant proteins in all three reading frames (K. K. Stanley and J. P. Luzio, *The EMBO Journal*, Vol. 3, pp. 1429–1434, 1984). The DNA sequences for expression can be inserted in the polylinker located at the 3'-terminus of the *lacZ* gene. In the indicated plasmid the lambda-bacteriophage promoter  $P_R$  effects expression of the DNA sequence, and the product constitutes a significant part of the total bacterial protein. The expressed protein accumulates in the cell in the form of water-insoluble agglomerates.

However, these vectors have a drawback: the bacterial cell wall must be ruptured in order to release the water-insoluble agglomerates of the recombinant protein.

The pEX1 vector was selected as the prototype for producing the pEL5a vector. The advantage of the pEL5a vector filed for is that as a result of the use of an operon consisting of a gene that codes for the recombinant protein and the lysozyme gene (Fig. 1), the synthesis of lysozyme, which ruptures the polysaccharide membrane of *E. coli*, significantly simplifying the purification of the water-insoluble agglomerates of recombinant protein, proceeds concurrently with the synthesis of the recombinant protein.

The essence of the invention is that the pEL5a vector 6.4 kilobase pairs (kbp) long consisting of the following elements has been constructed (Fig. 1):

- the XbaI–XbaI fragment 5.8 kbp long of the plasmid DNA of the bacterial vector pEX1, which contains the cro-lacZ fusion gene, which codes for the fusion protein under the control of the lambda-bacteriophage promoter  $P_R$ , and a polylinker at the 3'-terminus of the lacZ gene; and
- the BamHI–BamHI fragment 0.6 kbp long of pLysS plasmid DNA (A. C. Y. Chang and S. N. Cohen, *J. Bacteriol.*, Vol. 134, p. 1114 [sic], 1978), which contains the bacteriophage T4 lysozyme gene.

To construct the pEL5a plasmid, the pEX1 plasmid DNA is hydrolyzed with XbaI restrictase and two nucleotides are added at each sticky end by means of PolIK DNA polymerase. BamHI restriction enzyme 0.6 kbp long from the pLysS plasmid (A. C. Y. Chang and S. N. Cohen, *J. Bacteriol.*, Vol. 134, p. 1141, 1978), which contains the bacteriophage T4 lysozyme gene and has two nucleotides added on at each sticky end by means of PolIK, is produced in parallel. The pEX1 fragment is ligated to the DNA fragment containing the bacteriophage T4 lysozyme gene. The ligase mixture transforms *E. coli* cells that contain in a chromosome the temperature-sensitive lambda-bacteriophage gene *clts857*, such as a cell of strain PLT90. The transformants are plated out onto a medium with ampicillin at 30°C. Clones containing recombinant plasmids with the lysozyme gene in the proper orientation are selected by analyzing for the ability to lyse after induction of protein synthesis. Expression of the recombinant proteins is induced by increasing the temperature to 42°C. In the lysozyme-producing clones, the cells lyse after protein-synthesis induction and the subsequent addition of chloroform. Standard methods are used to isolate the pEL5a plasmid from the selected clones. The vector DNA is stable in storage in 10 mM *tris*, pH 8.0, 1 mM EDTA at –20°C.

The invention is illustrated by the following examples.

*Example 1.* Production of the pEL5a vector plasmid with an operon system for expression and lysis.

Cells of *E. coli* PLT90 bacteria containing the pEX1 plasmid (K. K. Stanley and J. P. Luzio, *The EMBO Journal*, Vol. 3, pp. 1429–1434, 1984) are grown in 50 ml of 2YT broth (16 g of tryptone, 10 g of yeast extract, and 5 g of NaCl per liter of water) containing 100 µg/ml of ampicillin to a titer of  $10_9$  [sic] cells/ml.

The cells are precipitated by centrifugation, resuspended in 2 ml of solution (50 mM of glucose, 25 mM of *tris*-HCl, pH 8.0, 10 mM EDTA, 5 mg/ml of lysozyme), and incubated for 5 min at room temperature. Then 4 ml of a solution of 0.2 M NaOH and 1% sodium dodecylsulfate is added, [and the

resulting fluid] is stirred and incubated for 10 min in ice; 3 ml of a cooled 5 M potassium acetate solution with pH 4.8 is added, stirred, and left for 10 min in ice; the precipitate formed is separated by centrifugation. A quantity of 0.6 volume of isopropyl alcohol is added to the supernatant, and [the resulting fluid] is held for 15 min at room temperature. The precipitate is collected by centrifugation, resuspended in 0.5 ml of TE buffer (10 mM *tris*-HCl, pH 8.0, 1 mM EDTA), and an equal volume of a saturated sodium acetate solution is added. After incubation for 30 min at  $-20^{\circ}\text{C}$ , the precipitate is removed by centrifugation, and 0.6 volume of isopropanol is added to the supernatant and [the resulting fluid is] left for 1 hr at room temperature. The precipitate is collected by centrifugation, washed with 70% ethanol, and resuspended in 100  $\mu\text{l}$  of TE8 buffer.

The plasmid DNA (1  $\mu\text{g}$  of pEX1) is treated with XbaI restriction endonuclease (10 units) in buffer A (50 mM of *tris*-HCl, pH 7.6, 10 mM  $\text{MgCl}_2$ , 1 mM dithiothreitol, 100 mM NaCl, 4 mM spermidine) for 2 hr. The completeness of hydrolysis is analyzed by electrophoresis. By using the Klenow fragment of *E. coli* DNA polymerase, two of the four nucleotides are added at the sticky XbaI ends. The proteins are removed by phenol extraction. The DNA is precipitated with ethanol and resuspended in 5  $\mu\text{l}$  of TE8.

To obtain the DNA fragment with the lysozyme gene, restriction is performed on 10  $\mu\text{g}$  of the pLysS plasmid DNA (A. C. Y. Chang and S. N. Cohen, *J. Bacteriol.*, Vol. 134, p. 1141, 1978) with BamHI restrictase. The Klenow fragment of *E. coli* DNA polymerase is used to add two of the four nucleotides at the sticky BamHI ends. The  $-\text{BamHI}-\text{BamHI}-$  fragment 0.6 kbp long with partially added sticky ends is separated by means of electrophoresis using sorption on DYe81 paper. The paper is washed, incubated for 30 min at  $80^{\circ}\text{C}$  in a buffer of 2 M sodium acetate, 50 mM *tris*-HCl, pH 7.5, and 10 mM EDTA. The DNA that has passed into the solution is removed from the paper by centrifugation, and 2 volumes of ethanol is added to the solution. After incubation at  $-20^{\circ}\text{C}$  for 1 hr, the precipitate is collected by centrifugation and dissolved in 5  $\mu\text{l}$  of TE8 buffer.

A quantity of 0.5  $\mu\text{g}$  of a fragment of the pEX1 vector DNA is mixed with 0.2  $\mu\text{g}$  of DNA containing the bacteriophage T4 lysozyme gene. The fragments are linked by using 10 units of phage T4 DNA ligase in a buffer of 30 mM *tris*-HCl, pH 7.2, 10 mM magnesium chloride, 2 mg/ml of gelatin, 1 mM spermidine, 0.1% mercaptoethanol, and 0.2 mM ATP at  $20^{\circ}\text{C}$  for 2 hr.

The resulting mixture is used to transform *E. coli* PLT90 cells containing clts857 repressor. To do this, an overnight cell culture is cultivated on LB medium with 10 mM MgSO<sub>4</sub> in a ratio of 1:100 and grown with aeration to a density A550 = 0.3 relative units. After 15 min of cooling at 0°C, the cells are collected by centrifugation, suspended in one-third the original volume with a buffer of 30 mM potassium acetate, pH 5.8, 100 mM RbCl, 50 mM MnCl<sub>2</sub>, and 15% glycerol, and left 30–60 min on ice. The cells are collected by centrifugation, resuspended in 1/12.5th the original volume in a buffer of 10 mM MOPS, pH 6.8, containing 10 mM RbCl, 75 mM CaCl<sub>2</sub>, and 15% glycerol, and incubated for 15 min on ice. Ligated DNA fragments are added to the cell suspension, [the suspension] is incubated for 40 min at 0°C and then for 2 min at 34°C and for 2–3 min at 0°C, diluted 5 times with 2YT medium, grown for 30 min at 30°C, and plated out onto agar medium 2YT with ampicillin (50 mg/ml).

Clones containing recombinant plasmids with the lysozyme gene in the proper orientation are selected by analysis for the ability to lyse after induction of protein synthesis. Expression of the recombinant proteins is induced by increasing the temperature to 42°C. The cells lyse in the lysozyme-producing clones after induction of protein synthesis and subsequent addition of chloroform. The pEL5a plasmid is separated from the selected clones by standard methods. The vector DNA is stable in storage in 10 mM *tris*, pH 8.0, 1 [mM] EDTA at –20°C.

*Example 2.* Use of the pEL5a vector to produce recombinant proteins in the form of water-insoluble agglomerates.

PLT90 cells containing the pEL5a plasmid are inoculated into 1 ml of LB medium with 100 µg/ml of ampicillin, and grown at 30°C overnight. The overnight culture is cultivated in 2 ml of the same medium in a ratio of 1:100 and grown with aeration to 0.2 relative units at 550 nm; then the temperature is increased to 42°C to induce synthesis of the fusion protein, and [the culture] is grown for 2 hr more. Then chloroform is added to 1%, and incubation is performed at 37°C for another hour. Then the lysate is centrifuged, the precipitate is resuspended in 75 µl of TE8 buffer, and an equal volume of buffer is added for electrophoresis (160 mM *tris*-HCl, pH 6.8, 20% glycerol, 4% sodium dodecylsulfate, 4 mM EDTA, 6% mercaptoethanol, and 0.05% bromophenol blue). The cellular proteins are analyzed by electrophoresis in a polyacrylamide gel after Lamli (U. K. Lamli, *Nature*, Vol. 227, pp. 680–685, 1970). After the completion of electrophoresis, the proteins in the gel [*sic*] are fixed and stained with Coomassie brilliant blue R-250.

Analysis of the results shows that as a result of the action of lysozyme, the bacterial wall ruptures and the water-soluble cellular proteins are released into the medium, as evidenced in the extinction of minor protein bands. There is no such effect in the control in the case where the pEX1 plasmid is used.

Thus, the invention makes it possible to produce water-insoluble agglomerates of recombinant proteins without the use of additional techniques of cell-wall rupture.

### CLAIMS

The pEL5a vector, which is intended to express foreign DNA, 6.4 kbp long, containing the XbaI–XbaI fragment of the plasmid DNA of the pEX1 bacterial vector 5.8 kbp long, with the *cro*-*lacZ* fusion gene, which codes for a protein under the control of the lambda-bacteriophage promoter  $P_R$ ; a polylinker at the 3'-terminus of the *lacZ* gene; the BamHI–BamHI fragment of pLysS plasmid DNA with the bacteriophage T4 lysozyme gene 0.6 kbp long; unique restriction sites for cloning of DNA on the 3'-terminus of the *lacZ* gene: SmaI, BamHI, SallI, and PstI; the  $\lambda$  bacteriophage operator  $O_R$  and promoter  $P_R$ ; the phage fd transcription terminators; a genetic marker — for resistance to ampicillin; and a range of hosts — *Escherichia coli* bacteria, with the lambda bacteriophage clts 857 gene.

---

*[Translator's note: Miscellaneous publication data at the end of the patent are not translated here.]*



(19) RU (11) 2071501 (13) C1

(51) 6 C 12 N 15/09

Комитет Российской Федерации  
по патентам и товарным знакам

**(12) ОПИСАНИЕ ИЗОБРЕТЕНИЯ**  
к патенту Российской Федерации

1

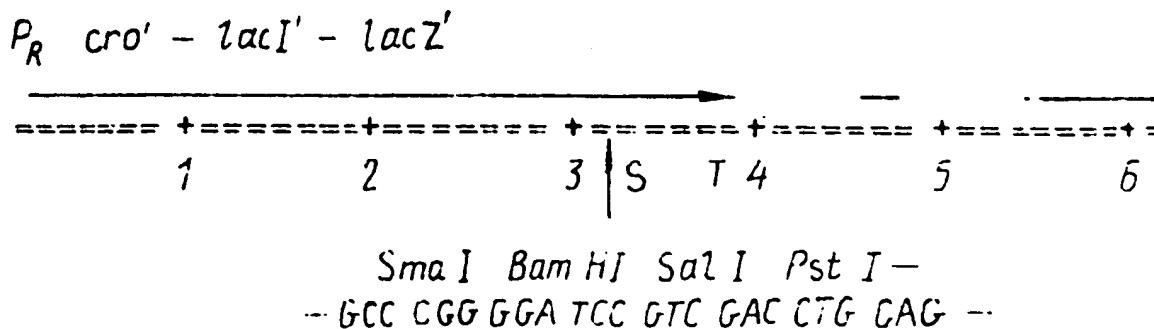
- (21) 5027678/13 (22) 18.02.92  
(46) 10.01.97 Бюл. № 1  
(72) Алаторцев В.Е., Алаторцева Г.И.  
(71) (73) Биотехнологическая компания  
"Биосервис"  
(56) K.K.Stanley and J.P.Luzio, The EMBO  
Journal v.3, pp.1429-1434, 1984.  
(54) ВЕКТОР pEL5a. ПРЕДНАЗНАЧЕН-  
НЫЙ ДЛЯ ЭКСПРЕССИИ ЧУЖЕРОДНО-  
ГО ДНК  
(57) Изобретение относится к области  
биотехнологии, и в частности к генетической

2

инженерии, и может быть использовано при  
создании плазмид и соответствующих штам-  
мов-продуцентов рекомбинантных белков, а  
также для очистки белковых продуктов.  
Вектор pEL5a содержит оперон, состоящий  
из гена, кодирующего рекомбинантный бе-  
лок, и гена лизоцима, одновременно с  
синтезом рекомбинантного белка идет синтез  
лизоцима, разрушающего полисахаридную  
оболочку E.coli, что существенно упрощает  
очистку водонерастворимых полимеров ре-  
комбинантного белка. 1 ил.

RU  
2071501  
C1

RU  
2071501  
C1





Изобретение относится к области биотехнологии, генетической инженерии и может быть использовано для получения плазмид, синтезирующих рекомбинантные белки.

Большие количества рекомбинантных белков можно синтезировать в клетках *Escherichia coli*, несущих системы экспрессии рекомбинантных генов на основе промоторов фага лямбда (см., например, H. Bernard and D. R. Helinski. *Methods Enzymol.* vol. 68, pp. 482-492, 1979). Транскрипция в таких системах регулируется связыванием температурочувствительного репрессора фага лямбда, кодируемого мутантным геном с *Iis857*, с операторным участком. Когда клетки растут при температуре 30-32°C, репрессор связывается с оператором и блокирует экспрессию. При повышении температуры роста до 42°C репрессор инактивируется, что позволяет РНК-полимеразе связаться с промотором и начать транскрипцию гена. В результате интенсивной транскрипции и последующей трансляции могут синтезироваться значительные количества белка.

Известны рекомбинантные плазмидные ДНК *pEX2* и *pEX3*, позволяющие экспрессировать рекомбинантные белки во всех трех рамках считывания (K. K. Stanley and J.P. Luzzio. *The EMBO Journal*, vol.3, pp. 1429-1434, 1984). Последовательности ДНК для экспрессии можно вставить в полилинкер, расположенный в 3'-конце гена *lacZ*. В указанных плазидах *P<sub>λ</sub>* промотор бактериофага лямбда обеспечивает экспрессию последовательностей ДНК, и продукт составляет значительную часть суммарного бактериального белка. Экспрессируемый белок в клетке накапливается в виде водонерастворимых агрегатов.

Однако у этих векторов есть недостаток: для выделения водонерастворимых агрегатов рекомбинантного белка необходимо разрушать клеточную стенку бактерии.

Вектор *pEX1* выбран в качестве прототипа для получения вектора *pEL5a*. Преимущество заявленного вектора *pEL5a* заключается в том, что в результате использования оперона, состоящего из гена, кодирующего рекомбинантный белок, и гена лизоцима (фиг. 1), одновременно с синтезом рекомбинантного белка идет синтез лизоцима, разрушающего полисахаридную оболочку *E. coli*, что существенно упрощает очистку водонерастворимых агрегатов рекомбинантного белка.

Сущность изобретения состоит в том, что сконструирован вектор *pEL5a* размером 6,4

тысячи пар оснований (т.п.о.), состоящий из следующих элементов (фиг. 1):

-*XbaI*-*XbaI*-фрагмента плазмидной ДНК бактериального вектора *pEX1* размером 5,8 т.п.о., который содержит слитный *ego-lacZ*, ген кодирующий слитный белок под контролем промотора *P<sub>λ</sub>* бактериофага лямбда, полилинкер в 3'-конце *lacZ*-гена;

-*Bam*H1-*Bam*H1-фрагмента ДНК плазмиды *pLysS* (A.C.Y. Chang and S. N. Cohen. *J. Bacteriol.*, vol.134, pp. 1114, 1978), содержащего ген лизоцима бактериофага T4 и имеющего размер 0,6 т.п.о.

Для конструирования плазмиды *pEL5a* ДНК плазмиды *pEX1* гидролизуют рестриктазой *XbaI* и достраивают по два нуклеотида в липких концах с помощью ДНК-полимеразы *PollK*. Параллельно получают *Bam*H1 рестрикт размером 0,6 т.п.о. из плазмиды *pLysS* (A.C.Y. Chang and S.N. Cohen. *J. Bacteriol.*, vol. 134, pp. 1141, 1978), содержащий ген лизоцима бактериофага T4 и имеющий два достроенных с помощью *PollK* нуклеотида в липких концах. Фрагмент *pEX1* лигируют с фрагментом ДНК, содержащим ген лизоцима бактериофага T4. Лигазной смесью трансформируют клетки *E. coli*, содержащие в хромосоме температурочувствительный ген бактериофага лямбда с *Iis857*, например клетки штамма PLT90. Трансформанты высевают на среду с ампициллином при 30°C. Клоны, содержащие рекомбинантные плазмиды с геном лизоцима в нужной ориентации, отбирают с помощью анализа на способность к лизису после индукции синтеза белка. Экспрессию рекомбинантных белков индуцируют повышением температуры до 42°C. В клонах, продуцирующих лизоцим, после индукции белкового синтеза и последующего добавления хлороформа происходит лизис клеток. Из отобранных клонов стандартными способами выделяют плазмиду *pEL5a*. Векторная ДНК стабильна при хранении в 10мМ трис, pH 8,0, 1 мМ ЭДТА при -20° С.

Изобретение иллюстрируется следующими примерами.

Пример 1. Получение векторной плазмиды *pEL5a* с оперонной системой экспрессии и лизиса.

Клетки бактерий *E. coli* PLT90, содержащие плазмиду *pEX1* (K.K. Stanley and J.P. Luzzio. *The EMBO Journal*, vol. 3, pp. 1429-1434, 1984), выращивают в 50 мл бульона 2YT (16 г триптона, 10 г дрожжевого экстракта, 5 г NaCl на 1 л воды), содержащего 100 мкг/мл ампициллина до титра 10<sup>9</sup> кт/мл.

Клетки осаждают центрифугированием, ресуспендируют в 2 мл раствора (50 мМ глюкозы, 25 мМ трис-HCl, pH 8,0, 10 мМ ЭДТА, 5 мг/мл лизоцима) и инкубируют 5 мин при комнатной температуре. Далее добавляют 4 мл раствора 0,2 М NaOH, 1% додецилсульфата натрия, перемешивают, инкубируют 10 мин во льду, добавляют 3 мл охлажденного 5 М раствора ацетата калия, pH 4,8, перемешивают, оставляют на 10 мин во льду, образовавшийся осадок отделяют центрифугированием. К надосадочной жидкости добавляют 0,6 объема изопропанолового спирта и выдерживают 15 мин при комнатной температуре. Осадок собирают центрифугированием, ресуспендируют в 0,5 мл TE-буфера (10 мМ трис-HCl, pH 8,0, 1 мМ ЭДТА) и добавляют равный объем насыщенного раствора ацетата натрия. После инкубации в течение 30 мин при минус 20°C осадок удаляют центрифугированием, а к надосадочной жидкости добавляют 0,6 объема изопропанола и оставляют на 1 час при комнатной температуре. Осадок собирают центрифугированием, промывают 70%-ным этанолом и ресуспендируют в 100 мкл TE8-буфера.

Плазмидную ДНК (1 мкг pEX1) обрабатывают эндонуклеазой рестрикции XbaI (10 ед.) в буфере А (50 мМ трис-HCl, pH 7,6, 10 мМ MgCl<sub>2</sub>, 1 мМ дитиотрейтол, 100 мМ NaCl, 4 мМ спермидина) в течение 2 часов. Анализ полноты гидролиза проводят с помощью электрофореза. Используя фрагмент Кленова ДНК-полимеразы E.coli, достраивают два из четырех нуклеотидов в липких XbaI-концах. Белки удаляют фенольной экстракцией, ДНК осаждают этанолом и ресуспендируют в 5 мкл TE8.

Для получения фрагмента ДНК с геном лизоцима проводят рестрикцию 10 мкг ДНК плазмиды pLysS (A. C. Y. Chang and S. N. Cohen. J. Bacteriol, vol.134, pp.1141, 1978) рестриктазой BamHI. С помощью фрагмента Кленова ДНК-полимеразы E.coli достраивают два из четырех нуклеотидов в липких BamHI-концах. Фрагмент -BamHI-BamHI- с частично достроенными липкими концами размером 0,6 т.п.о. выделяют с помощью электрофореза сорбцией на бумагу DE81. Бумагу промывают, инкубируют 30 мин при 80°C в буфере 2 М ацетата натрия, 50 мМ трис-HCl, pH 7,5, 10 мМ ЭДТА. ДНК, перешедшую в раствор, удаляют с бумаги центрифугированием, к раствору добавляют 2 объема этанола. После инкубации при -20°C в течение 1 часа осадок собирают центрифугированием и растворяют в 5 мкл буфера TE8.

0,5 мкг фрагмента ДНК вектора pEX1 смешивают с 0,2 мкг ДНК, содержащей ген лизоцима бактериофага T4. Соединение фрагментов проводят с помощью 10 ед. ДНК-лигазы фага T4 в буфере 30 мМ трис-HCl, pH 7,2, 10 мМ хлористого магния, 2 мг/мл желатины, 1 мМ спермидина, 0,1%-меркаптоэтанола 0,2 мМ АТФ при 20°C в течение 2 часов.

Полученной смесью трансформируют клетки E.coli PLT90, содержащие *lts857* репрессор. Для этого ночную культуру клеток разводят средой LB с 10 мМ MgSO<sub>4</sub> в соотношении 1:100 и растят с аэрацией до плотности A<sub>550</sub>=0,3 ОЕ. После 15 мин охлаждения при 0°C клетки собирают центрифугированием, суспендируют в 1/3 первоначального объема буфером 30 мМ ацетата калия, pH 5,8, 100 мМ RbCl, 50 мМ MnCl<sub>2</sub>, 15% глицерина, и оставляют на 30-60 мин на льду. Клетки собирают центрифугированием, ресуспендируют в 1/12,5 первоначального объема в буфере 10 мМ MOPS, pH 6,8, содержащем 10 мМ RbCl, 75 мМ CaCl<sub>2</sub>, 15% глицерина и инкубируют 15 мин на льду. К суспензии клеток добавляют лигированные фрагменты ДНК, инкубируют 40 мин при 0°C, затем 2 мин при 34°C, 2-3 мин при 0°C, разбавляют в 5 раз средой 2YT, растят 30 мин при 30°C и высевают на агаризованную среду 2YT с ампициллином (50 мг/мл).

Клоны, содержащие рекомбинантные плазмиды с геном лизоцима в нужной ориентации, отбирают с помощью анализа на способность к лизису после индукции синтеза белка. Экспрессию рекомбинантных белков индуцируют повышением температуры до 42°C. В клонах, продуцирующих лизоцим, после индукции белкового синтеза и последующего добавления хлороформа происходит лизис клеток. Из отобранных клонов стандартными способами выделяют плазмиду pEL5a. Векторная ДНК стабильна при хранении в 10мМ трис, pH 8,0, 1 ЭДТА при -20°C.

Пример 2. Использование вектора pEL5a для получения рекомбинантных белков в виде водонерастворимых агрегатов.

Клетки PLT90, содержащие плазмиду pEL5a, инокулируют в 1 мл среды LB со 100 мкг/мл ампициллина и растят ночь при 30°C. Ночную культуру разводят в 2 мл этой же среды в соотношении 1:100 и растят с аэрацией до 0,2 ОЕ при 550 нм, затем повышают температуру до 42°C для индукции синтеза слитного белка и растят еще 2 часа. Затем добавляют хлороформ до 1% и инкубируют при 37°C еще час. Далее вылят

центрифугируют, ресуспендируют осадок в 75 мкл буфера TE8 и добавляют равный объем буфера для электрофореза (160 mM трис-HCl, pH 5.8, 20% глицерина, 4% додецилсульфата натрия, 4 mM ЭДТА, 6%-меркаптоэтанол, 0,05% бромфенолового синего). Клеточные белки анализируются с помощью электрофореза в полиакриламидном геле по Лэмбли (U.K. Laemmli, Nature, vol.227, pp. 680-685, 1970). После окончания электрофореза белки в геле фиксируют и окрашивают кумасси ярко-голубым R-250.

## 1

## ФОРМУЛА ИЗОБРЕТЕНИЯ

Вектор pEL5a, предназначенный для экспрессии чужеродной ДНК, размером 6,4 т.п.о., содержащий: XbaI-XbaI - фрагмент плазмидной ДНК бактериального вектора pEX1 размером 5,8 т.п.о. со слитным *sgo-LacZ* геном, кодирующим белок под контролем промотора *P<sub>R</sub>* бактериофага лямбда и полилинкером в 3'-конце *LacZ*-гена; BamHI-BamHI - фрагмент ДНК плазмиды pLys S с геном лизоцима бактериофага T4 размером

Анализ полученных результатов показывает, что в результате действия лизоцима происходит разрушение оболочки бактерии и высвобождение водорастворимых клеточных белков в среду, что проявляется в ослаблении минорных белковых полос. В контроле, в случае использования плазмиды pEX1, такого эффекта нет.

Таким образом, изобретение позволяет получать водонерастворимые димеры рекомбинантных белков без использования дополнительных методов разрушения клеточных стенок.

0,6 т.п.о.; уникальные сайты рестрикции для клонирования ДНК на 3'-конце гена *LacZ*: SmaI, BamHI, SalI, PstI; оператор *O<sub>R</sub>* и промотор *P<sub>R</sub>* бактериофага λ; терминаторы транскрипции фага fd; генетический маркер - устойчивость к ампициллину; спектр хозяев - бактерии *Escherichia coli* с геном *clis* 857 бактериофага лямбда.

Заказ 1

Подписное

ВНИИПИ. Рег. ДР № 040720

113834, ГСП, Москва, Раушская наб., 4/5

121873, Москва, Бережковская наб., 24 стр. 2.

Производственное предприятие «Патент»